

**Бульон селективный для энтерококков**  
**Enterococcus Selective Broth (Enterococcosel Broth)****Кат. № 1204**

Фасовка 500 г.

Хранить при температуре 2-25°C

Среда для селективного выделения *энтерококков* из клинических проб**ФОРМУЛА В ГРАММАХ НА ЛИТР**

Декстроза	5,0	Казеиновый пептон	15,0
Кристаллический фиолетовый	0,0002	L-цистин	0,2
Азид натрия	0,2	Хлорид натрия	4,0
Цитрат натрия	1,0	Сульфит натрия	0,2
Соевый пептон	5,0		

Конечная величина pH  $7,4 \pm 0,2$  при 25°C**ПРАКТИЧЕСКАЯ ИНФОРМАЦИЯ**Селективное выделение – *Enterococci*

Область применения: Медицина

**ПРИГОТОВЛЕНИЕ**

Развести 30,6 г среды в 1 литре дистиллированной воды. Тщательно перемешать и нагреть. Часто помешивая, довести до кипения. Кипятить в течение минуты до полного растворения. Разлить по 10 мл в пробирки с завинчивающимися крышками и стерилизовать 15 минут при 118°C. НЕ ПЕРЕГРЕВАТЬ! Перегревание повышает ингибирующую активность среды.

**ИСПОЛЬЗОВАНИЕ**

**Бульон для выделения энтерококков** (энтерококкозель бульон) – это чувствительная обогатительная среда для выделения *энтерококков* из проб, содержащих многочисленную сопутствующую микрофлору. Многие микроорганизмы, такие как сапрофитные *нейссерии*, *стафилококки*, *гемофилы*, *негемолитические стрептококки* и некоторое количество *энтеробактерий*, ингибируются полностью или частично.

Казеиновый и соевый пептоны являются источниками питательных веществ, необходимых для роста микроорганизмов. Декстроза – ферментируемый углевод, источник углерода и энергии. Хлорид натрия поддерживает осмотический баланс. Цитрат натрия – дополнительный источник углерода. Азид натрия – ингибитор. Сульфит натрия при восстановлении образует H<sub>2</sub>S. L-цистин снижает окислительно-восстановительный потенциал за счет удаления кислорода, поддерживая низкое значение Eh. Кристаллический фиолетовый – индикатор pH.

Инокулировать и инкубировать 18–24 часа при 35°C в нормальной атмосфере. Рост *стрептококков* определяется по образованию гранулированного осадка на дне пробирки, причем находящаяся над ним жидкость – без осадка или слегка мутная. На этом этапе выполняется окрашивание по Граму и производится пересев штрихом на чашки с кровью (*Агар триптиказаино-соевый (кат. № 1068)*) или с *Основой кровяного агара (кат. №1108)*) для определения типа гемолиза и выделения чистых культур.

Присутствие цепочек грамположительных кокков различной длины, ингибируемых бацитрацином в низкой концентрации, отрицательных по каталазе и нерастворимых в желчи или солях желчных кислот, указывает на предварительную идентификацию бета-

гемолитических *стрептококков* группы А. Окончательную идентификацию *стрептококков* можно осуществить с помощью других биохимических тестов, таких как гидролиз эскулина, гидролиз пирувата и т.п. Помимо этого можно провести серологическое типирование с использованием методов с антисыворотками по Лансфилду (Lancefield) или более традиционных методов коаггутинации по Эдвардсу и Ларсону (Edwards and Larson).

#### КОНТРОЛЬ КАЧЕСТВА

Растворимость	Без осадка
Внешний вид	Тонкодисперсный порошок
Цвет сухой среды	Бежевый
Цвет готовой среды	Янтарный с фиолетовым оттенком
Конечный pH (при 25°C)	7,4±0,2

#### ПРИМЕНЕНИЕ

Для дифференциации *стрептококков* и *пневмококков* необходимо поместить диски с бацитрацином и оптохином в область инокулята на чашках с кровавым агаром и инкубировать в течение 18-24 часов при температуре 35±2°C в рекомендуемых условиях.

Провести тесты на окрашивание по Граму, растворимость каталазы и желчи на характерных колониях, взятых с чашки с кровавым агаром или от роста, полученного из бульона.

#### МИКРОБИОЛОГИЧЕСКИЙ ТЕСТ

Инкубирование: 35±2°C / 18–24 часа.

Микроорганизмы	Рост
<i>Enterococcus faecalis</i> ATCC 19433	Хороший
<i>Escherichia coli</i> ATCC 25922	Ингибируется
<i>Enterococcus faecium</i> ATCC 27270	Хороший